

Our Ref.: 408.016A

IN THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE

jc997 U.S. PTO
10/084395
02/25/02

In re Application of:
ANDRE et al
Serial No.:
Filed: Concurrently Herewith
For: PROCESS..FROM THESE MITES

:
:
:
:
:

600 Third Avenue
New York, NY 10016
February 25, 2002


PRIORITY DOCUMENT(S)

Assistant Commissioner for Patents
Washington, D.C. 20231

Sir:

With respect to the above-captioned application, Applicant(s)
claim the priority of the attached application(s) as provided by 35
U.S.C. 119.

Respectfully submitted,
BIERMAN, MUSERLIAN AND LUCAS


Charles A. Muserlian, #19,683
Attorney for Applicant(s)
Tel. # (212) 661-8000

CAM:sd

Enclosures: Certified Priority Document
French Patent Application 0102835 filed
January 3, 2001
Return Receipt Postcard



Jc997 U.S. PTO
10/084395
02/25/02

BREVET D'INVENTION

CERTIFICAT D'UTILITÉ - CERTIFICAT D'ADDITION

COPIE OFFICIELLE

Le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle certifie que le document ci-annexé est la copie certifiée conforme d'une demande de titre de propriété industrielle déposée à l'Institut.

Fait à Paris, le 04 FEV. 2002

Pour le Directeur général de l'Institut
national de la propriété industrielle
Le Chef du Département des brevets

Martine PLANCHE

INSTITUT
NATIONAL DE
LA PROPRIÉTÉ
INDUSTRIELLE

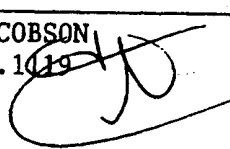

SIEGE
26 bis, rue de Saint Petersburg
75800 PARIS cedex 08
Téléphone : 33 (1) 53 04 53 04
Télécopie : 33 (1) 42 93 59 30
www.inpi.fr

REQUÊTE EN DÉLIVRANCE 1/2

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DB 540 W / 190600

REMISE DES PIÈCES DATE 1 MARS 2001 LIEU 75 INPI PARIS N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI 0102835 DATE DE DÉPÔT ATTRIBUÉE PAR L'INPI 01 MARS 2001		1 NOM ET ADRESSE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE À QUI LA CORRESPONDANCE DOIT ÊTRE ADRESSÉE CABINET LAVOIX 2, Place d'Estienne d'Orves 75441 PARIS CEDEX 09	
Vos références pour ce dossier (facultatif) BFF 00/0650			
Confirmation d'un dépôt par télécopie <input type="checkbox"/> N° attribué par l'INPI à la télécopie			
2 NATURE DE LA DEMANDE		Cochez l'une des 4 cases suivantes	
Demande de brevet		<input checked="" type="checkbox"/>	
Demande de certificat d'utilité		<input type="checkbox"/>	
Demande divisionnaire		<input type="checkbox"/>	
Demande de brevet initiale		N°	Date
ou demande de certificat d'utilité initiale		N°	Date
Transformation d'une demande de brevet européen		<input type="checkbox"/>	
Demande de brevet initiale		N°	Date
3 TITRE DE L'INVENTION (200 caractères ou espaces maximum) PROCEDE DE CULTURE D'ACARIENS, PREPARATION NUTRITIVE POUR CE PROCEDE, ET PREPARATION D'EXTRAITS ALLERGENIQUES A PARTIR DE CES ACARIENS.			
4 DÉCLARATION DE PRIORITÉ OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE LA DATE DE DÉPÔT D'UNE DEMANDE ANTÉRIEURE FRANÇAISE		Pays ou organisation Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> N° Pays ou organisation Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> N° Pays ou organisation Date <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> N° <input type="checkbox"/> S'il y a d'autres priorités, cochez la case et utilisez l'imprimé «Suite»	
5 DEMANDEUR		<input type="checkbox"/> S'il y a d'autres demandeurs, cochez la case et utilisez l'imprimé «Suite»	
Nom ou dénomination sociale		STALLERGENES S.A.	
Prénoms			
Forme juridique		Société Anonyme	
N° SIREN		<input type="text"/>	
Code APE-NAF		<input type="text"/>	
Adresse		6, rue Alexis de Tocqueville, 92183 ANTHONY Cedex	
Rue			
Code postal et ville			
Pays		FRANCE	
Nationalité		Française	
N° de téléphone (facultatif)			
N° de télécopie (facultatif)			
Adresse électronique (facultatif)			

REMISE DES PIÈCES DATE 1 MARS 2001 LIEU 75 INPI PARIS N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI 0102835		Réservé à l'INPI		DB 540 W /190600	
Vos références pour ce dossier : <i>(facultatif)</i>			BFF 00/0650		
6 MANDATAIRE Nom Prénom Cabinet ou Société N° de pouvoir permanent et/ou de lien contractuel Adresse Rue Code postal et ville N° de téléphone <i>(facultatif)</i> N° de télécopie <i>(facultatif)</i> Adresse électronique <i>(facultatif)</i>			CABINET LAVOIX 2 Place d'Estienne d'Orves 75441 PARIS CEDEX 09 01 53 20 14 20 01 48 74 54 56 brévets@cabinet-lavoix.com		
7 INVENTEUR (S) Les inventeurs sont les demandeurs .			<input type="checkbox"/> Oui <input checked="" type="checkbox"/> Non Dans ce cas fournir une désignation d'inventeur(s) séparée		
8 RAPPORT DE RECHERCHE Établissement immédiat ou établissement différé			Uniquement pour une demande de brevet (y compris division et transformation) <input checked="" type="checkbox"/> Établissement immédiat <input type="checkbox"/> Établissement différé		
Paiement échelonné de la redevance			Paiement en deux versements, uniquement pour les personnes physiques <input type="checkbox"/> Oui <input type="checkbox"/> Non		
9 RÉDUCTION DU TAUX DES REDEVANCES			Uniquement pour les personnes physiques <input type="checkbox"/> Requête pour la première fois pour cette invention <i>(joindre un avis de non-imposition)</i> <input type="checkbox"/> Requête antérieurement à ce dépôt <i>(joindre une copie de la décision d'admission pour cette invention ou indiquer sa référence) :</i>		
Si vous avez utilisé l'imprimé «Suite», indiquez le nombre de pages jointes					
10 SIGNATURE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE (Nom et qualité du signataire)			C. JACOBSON n° 92.1019 		VISA DE LA PRÉFECTURE OU DE L'INPI  C. TRAN

5 La présente invention a trait à un procédé de culture d'acariens en vue de la production d'extraits allergéniques d'acariens, ainsi qu'à des formulations nutritives destinées à être mises en œuvre dans ces procédés.

10 Différentes espèces d'acariens sont utilisées pour préparer des extraits allergéniques mis en œuvre dans des formulations d'allergologie pour servir, par exemple, de tests d'allergologie in vivo ou in vitro, ou encore de préparations désensibilisantes administrées aux patients.

15 Parmi ces acariens on trouve notamment les espèces suivantes : *Dermatophagoides pteronyssinus*, *Dermatophagoides farinae*, *Blomia kulagini* ou *tropicalis*, *Pyroglyphus africanus*, et *Euroglyphus maynei*, qui sont des acariens domestiques qui se nourrissent principalement de squames humaines.

20 On utilise classiquement, pour produire ces acariens, des milieux de culture contenant des squames humaines convenablement traitées et autoclavées en vue de l'inactivation des virus, bactéries et des agents transmissibles non conventionnels tels que les prions.
25 Les acariens ainsi produits permettent d'obtenir, par extraction, des extraits allergéniques d'une grande qualité et pratiquement dépourvus d'allergènes d'autre origine susceptibles d'entraîner des réactions croisées pouvant mettre des tests en défaut ou susceptibles
30 d'induire des allergies.

 D'autres procédés de culture d'acariens sont connus, mettant en œuvre des milieux nutritifs à base de protéines telles que des œufs de crevettes ou de la poudre de foie de porc. Ces milieux permettent d'obtenir

des productions satisfaisantes, mais comportent des substances non acariennes, notamment d'origine animale, pouvant être allergisantes et/ou à potentiel infectieux.

5 Bien que les procédés d'inactivation utilisés pour traiter les squames humaines destinées à la culture d'acariens soient d'une efficacité extrêmement élevée et que des contaminations d'agents infectieux conventionnels ou non soient hautement improbables, il est néanmoins souhaitable d'utiliser, pour cultiver les acariens, des
10 milieux nutritifs d'origine non humaine et non animale et dépourvus d'éléments susceptibles d'être allergéniques.

La présente invention se propose donc de fournir un procédé de culture et de production d'acariens, et notamment des acariens des espèces précitées, limitant au
15 maximum le risque de présence d'agents infectieux d'origine animale ou humaine.

Un autre objectif de l'invention est de fournir un tel procédé qui permette un rendement important en acariens.

20 Un autre objectif encore de l'invention est d'améliorer éventuellement l'antigénicité des acariens destinés à être utilisés ou extraits pour former les formulations finales.

Un autre objectif encore de l'invention est de
25 permettre d'éliminer facilement une grande partie du milieu de culture.

L'invention a pour objet un procédé de culture et de production d'acariens, et notamment d'acariens appartenant à l'une au moins des espèces suivantes :
30 *Dermatophagoides pteronyssinus*, *Dermatophagoides farinae*, *Blomia kulagini* ou *tropicalis*, *Pyroglyphus africanus*, et *Euroglyphus maynei*, caractérisée en ce que l'on cultive les acariens sur milieu dépourvu d'éléments ou de protéines humaines ou animales et comprenant, en

quantités efficaces, une pluralité d'acides aminés sous forme particulaire avec une granulométrie inférieure à 250 μ m, ou sous forme lyophilisée.

5 La granulométrie recherchée d'acides aminés peut être obtenue par un broyage des acides aminés, individuellement ou en mélange.

10 De façon équivalente les acides aminés peuvent être obtenus par dissolution des acides aminés, puis lyophilisation. Dans ce cas on préfère que la lyophilisation aboutisse à des particules de taille inférieure à 250 μ m.

15 Bien entendu, dans le milieu selon l'invention, certains seulement des acides peuvent avoir été broyés et/ou lyophilisés, notamment en fonction de leurs caractéristiques physiques, par exemple leur solubilité, et, le cas échéant, certains acides peuvent être ajoutés tels quels dans le mélange.

20 L'invention repose sur la découverte que, si l'on utilise tels quels (sans broyage et/ou sans solubilisation-lyophilisation et/ou sans adjonction de sels) les acides aminés disponibles commercialement, les acariens se cultivent extrêmement mal et les rendements sont très faibles. De façon surprenante, les mélanges d'acides aminés ayant les caractéristiques définies dans l'invention aboutissent à des rendements comparables
25 voire supérieurs aux rendements classiques utilisant des squames humaines.

30 Les mélanges d'acides aminés comportent, de préférence, la majorité ou la totalité des acides aminés constitutifs naturels des protéines. Par majorité on entend au moins 50%, par exemple 60 à 80%, des vingt acides aminés constitutifs naturels des protéines ou d'acides aminés équivalents assimilables. On peut cependant, également, ajouter des acides aminés non

constitutifs, ou remplacer certains des acides aminés par des acides aminés non constitutifs de protéines.

5 Dans un mode de réalisation particulier, on peut avantageusement mettre en œuvre un mélange d'acides aminés se rapprochant de la composition de la kératine ou de la couche cornée.

10 Cependant, dans des variantes de l'invention, on peut également utiliser des mélanges d'acides aminés se rapprochant de la composition des œufs de crevettes ou du soja. Dans d'autres formulations on peut s'éloigner de cette distribution.

15 Les proportions respectives des acides aminés peuvent se rapprocher des proportions quantitatives des acides aminés dans des substances telles que la kératine, ou la couche cornée, les œufs de crevettes ou le soja, mais une identité de distribution en proportion n'est nullement exigée, dès lors que les acides aminés individuels sont présents en quantité suffisante.

20 Le milieu nutritif qui comporte le mélange d'acides aminés du procédé selon l'invention peut également comporter d'autres éléments usuels de milieux nutritifs pour acariens, destinés soit à apporter un complément nutritif, soit à donner au milieu une texture propre au développement et à la multiplication des acariens, ainsi
25 que des sels.

Ainsi on préfère incorporer, dans le milieu de culture, des germes de blé et/ou de la levure, notamment de la levure de boulangerie, et/ou de la cyanocobalamine et/ou de la d-biotine. Le milieu peut encore comporter
30 d'autres vitamines.

Les germes de blé sont de préférence chauffés pour supprimer tout risque d'allergénicité.

Dans le procédé selon l'invention, le milieu de culture, contenant le mélange d'acides aminés, est amené

à un degré d'humidité convenable, usuel pour les acariens que l'on cultive, et maintenu à la température habituelle convenable. Les durées de culture peuvent être, par exemple, de trois mois et l'on préférera des durées classiques de 2 à 5 mois.

L'invention a également pour objet les milieux de culture contenant les mélanges d'acides aminés selon l'invention.

L'invention a encore pour objet les procédés de préparations d'extraits ou de formulations d'allergènes obtenus à partir des acariens cultivés par le procédé selon l'invention.

D'autres avantages et caractéristiques de l'invention apparaîtront à la lecture de la description suivante, faite à titre d'exemple non limitatif.

Des cultures ont été conduites simultanément sur milieux acides aminés selon les exemples 1 et 3 et sur squames humaines selon l'exemple 2.

Exemple 1 :

Cet exemple décrit un procédé de culture dans un milieu contenant une préparation commerciale d'acides aminés.

On prépare un milieu de culture contenant des germes de blé, de la cyanocobalamine, de la levure de boulangerie et de la D-biotine.

Les germes de blé sont autoclavés à 121°C pendant 20' puis broyés et tamisés sur un tamis de 250 µm.

La cyanocobalamine est broyée et tamisée sur un tamis de 250 µm de porosité.

La levure de boulangerie est chauffée à 122°C pendant 2 à 3', puis entre 100 et 135°C pendant 12" dans un tambour dont la vitesse de rotation est de 5 tours par minute, puis chauffée à 100°C pendant 15'.

La préparation commerciale d'acides aminés a été

obtenue auprès de la société Frésenius-Kabi France S.A.
Sa composition est la suivante, qsp 1 L d'eau PPI :

	- L-alanine	3,8 g
	- L-arginine	4,2 g
5	- acide L-aspartique	5,2 g
	- L-cystéine chlorhydrate monohydratée exprimé en L-cystéine/L-cystine	1,7 g
	- acide L-glutamique	11,5 g
	- glycine	2,7 g
10	- L-histidine	3,1 g
	- L-isoleucine	5,0 g
	- L-leucine	6,7 g
	- Chlorhydrate de L-Lysine, exprimé en L-lysine	5,0 g
	- L-méthionine	2,4 g
15	- L-phénylalanine	7,0 g
	- L-proline	10,3 g
	- L-sérine	9,6 g
	- L-thréonine	3,8 g
	- L-tryptophane	1,3 g
20	- L-tyrosine	0,6 g
	- L-valine	5,5 g
	- Chlorure de calcium dihydraté	0,44 g
	- Sulfate de magnésium heptahydraté	0,493 g
	- Hydroxyde de sodium	2,6 g
25	- Hydroxide de potassium	0,70 g
	- Chlorure de potassium	0,078 g

La solution est lyophilisée et le lyophilisat récolté est tamisé sur un tamis vibrant de 250 μ m de porosité.

30 Le milieu proprement dit est préparé de la façon suivante :

Pour 600 g de milieu :

On pèse 252 g de germes de blé tamisé, 252 g de levures tamisées, 90 g de la solution d'acides aminés

lyophilisée et tamisée, 5,4 g de cyanocobalamine tamisée et 0,6 g de D-biotine, l'ensemble étant homogénéisé dans un homogénéisateur puis tamisé sur un tamis de 400 μ m de porosité. Le milieu est conditionné en flacons bouchés
 5 identifiés et peut être conservé en chambre froide à température comprise entre +2°C et +8°C.

La culture proprement dite est effectuée de la façon suivante :

Les milieux préparés sont ensemencés avec un
 10 échantillon de cultures d'ensemencement classique de *Dermatophagoides pteronissynus*. La culture s'effectue en flacons à une température de 25°C, à un degré humidité de 75%. Les prélèvements sont effectués à des époques différentes. Les milieux récoltés sont ensuite
 15 lyophilisés et extraits à 5% en solution de bicarbonate d'ammonium 4 g/l pendant 24 heures à +4°C, puis centrifugés à 3000 tour par min. pendant 15 min. à +4°C. Le surnageant est récolté puis filtré sur filtre Millex HV de 0,45 μ m de porosité (Millipore).

20 Dans les extraits obtenus on dose l'activité allergénique totale (par Rast-inhibition), les protéines (par la technique de Lowry et/ou la technique de Bradford), et les allergènes majeurs Der p 1 et Der p 2 (à l'aide des kits de dosage usuels).

25 Le résultat du Rast-inhibition est exprimé en IR/ml (IR : indice de réactivité), les extraits étant dosés en comparaison avec un extrait de référence dont l'activité est de 100 IR/ml.

Exemple 2 :

30 Le milieu de l'exemple 2 est identique à celui de l'exemple 1 à la différence que la solution commerciale lyophilisée d'acides aminés est remplacée par une préparation de squames humaines.

Ces squames sont autoclavées dans des sachets à

134°C pendant 18'. Les squames sont ensuite déposées dans des plateaux en inox mis dans une étuve à 37°C pendant 1 à 2 semaines. Les squames sont ensuite broyées et tamisées avec des tamis de 500 et 250 µm.

5 La poudre de squames recueillie est ensuite traitée à l'acétone et laissée à décanter 24 heures. Le surnageant est éliminé. On procède ensuite à une dernière opération de lavage en acétone. On recueille le culot que l'on répartit en couches minces sur des plateaux et que l'on recouvre d'une feuille d'aluminium perforée. Cette substance est séchée sous hotte puis finalement tamisée avec un tamis vibrant de 250 µm.

10 Au lieu des 90 g de mélange d'acides aminés, le milieu de culture de cet exemple comprend 90 g de la préparation de squames humaines précitée.

Exemple 3 :

Le milieu de culture comprend les germes de blé, la cyanocobalamine et la levure conformément aux exemples 1 et 2.

20 On prépare un mélange d'acides aminés de la façon suivante :

Dans un récipient on verse 10 litres d'eau distillée stérile et on solubilise les acides aminés suivants :

25	- L-alanine	17,2 g
	- L-arginine	26,4 g
	- L-cystéine chlorhydrate monohydratée	4,4 g
	- glycine	49,6 g
	- L-histidine	5,2 g
30	- L-isoleucine	13,2 g
	- chlorhydrate de L-Lysine	20,0 g
	- L-méthionine	8,0 g
	- L-proline	8,8 g
	- L-sérine	44,0 g

	- L-thréonine	13,6 g
	- L-valine	13,6 g
	- L-tryptophane	1,3 g
	- L-phénylalanine	20,8 g
5	- L-leucine	34,8 g
	- acide L-glutamique	64,4 g
	- acide L-aspartique	9,7 g

La solution est ensuite lyophilisée et le lyophilisat récolté est tamisé sur un tamis vibrant de 250 μ m.

On broie séparément 6,5 g d'acide aspartique et 4,0 g de tyrosine.

Pour préparer le milieu on ajoute aux 252 g de germes de blé, 252 g de levures, 5,4 g de cyanocobalamine et 0,6 g de D-biotine, 79,5 g du mélange lyophilisé précité, 6,5 g d'acide aspartique broyé et 4,0 g de tyrosine broyée.

L'ensemble est homogénéisé puis tamisé sur 400 μ m. Après ensemencement la culture est effectuée comme dans l'exemple 1 et 2.

Les résultats comparatifs des exemples 1 à 3 figurent dans le tableau 1 pour un premier cycle de culture, après 3 mois, et dans les tableaux 2 et 3 pour un second cycle de culture (les acariens cultivés sur un milieu donné sont ré-ensemencés sur le même milieu), après 2,5 mois et 3 mois, respectivement :

TABLEAU 1

5 Activité allergénique totale, taux protéiques, de Der p 1 et de Der p 2 dans les extraits au 1/20^{ème} de *Dermatophagoides pteronyssinus* cultivé sur différents milieux après trois mois de culture.

Milieu contenant	Acides aminés (exemple 1)	Squames humaines (exemple 2)	Acides aminés (exemple 3)
Activité allergénique totale (IR/ml)	263	284	573
Taux protéique (µg/ml ; technique de Bradford)	537	544	217
Taux protéique (µg/ml ; technique de Lowry)	5689	6446	5538
Der p 1 (µg/ml)	187,5	231,5	69,0
Der p 2 (µg/ml)	2,0	2,5	10,0

Tableau 2

10. Activité allergénique totale, taux protéique, de Der p 1 et de Der p 2 dans les extraits au 1/20^{ème} de *Dermatophagoides pteronyssinus* cultivé pour un second cycle sur différents milieux après deux mois et demi de culture.

Milieu contenant	Acides aminés (exemple 1)	Squames humaines (exemple 2)	Acides aminés (exemple 3)
Activité allergénique totale (IR/ml)	617	713	195
Taux protéique (µg/ml ; technique de Bradford)	328	371	75
Der p 1 (µg/ml)	83,0	138,0	8,5

Der p 2 ($\mu\text{g/ml}$)	19,5	19,5	3,0
------------------------------	------	------	-----

Tableau 3

5 Activité allergénique totale, taux protéique, de Der p 1 et de Der p 2 dans les extraits au 1/20ème de Dermatophagoides pteronyssinus cultivé pour un second cycle sur différents milieux après trois mois de culture.

Milieu contenant	Acides aminés (exemple 1)	Squames humaines (exemple 2)	Acides aminés (exemple 3)
Activité allergénique totale (IR/ml)	631	486	192
Taux protéique ($\mu\text{g/ml}$; technique de Bradford)	363	411	110
Der p 1 ($\mu\text{g/ml}$)	206,0	267,5	23,0
Der p 2 ($\mu\text{g/ml}$)	14,0	4,5	5,0

10 On voit que si la culture sur acides aminés suivant l'exemple 3 donne de bons résultats lors d'un premier cycle de culture, elle donne de mauvais résultats sur un second cycle de culture. Cet exemple n'est donc pas adapté à la culture en routine des acariens.

15 En revanche, la culture sur acides aminés suivant l'exemple 1 semble bien adaptée, puisque non seulement les résultats sont satisfaisants après deux cycles de culture, mais encore ils sont très proches des résultats obtenus avec les squames humaines, qui constituent l'alimentation naturelle des acariens dont il est ici question. La relative faiblesse des résultats obtenus
20 lors du premier essai est certainement imputable à un temps de culture trop important (une récolte à deux mois et demi aurait donné certainement de meilleurs résultats).

REVENDEICATIONS

1. Milieu de culture et de production d'acariens, et notamment d'acariens appartenant à l'une
5 au moins des espèces suivantes : *Dermatophagoides pteronyssinus*, *Dermatophagoides farinae*, *Blomia kulagini* ou *tropicalis*, *Pyroglyphus africanus*, et *Euroglyphus maynei*, caractérisé en ce qu'il est dépourvu d'éléments ou de protéines humaines ou animales et qu'il comprend,
10 en quantités efficaces, une pluralité d'acides aminés sous forme particulière avec une granulométrie inférieure à 250 µm ou sous forme lyophilisée.

2. Milieu selon la revendication 1, caractérisé en ce qu'il comprend des acides aminés obtenus par un
15 broyage d'acides aminés.

3. Milieu selon la revendication 2 caractérisé en ce qu'il comprend également des acides aminés lyophilisés et/ou tels quels du commerce.

4. Milieu selon la revendication 1 caractérisé en ce qu'il comprend des acides aminés lyophilisés et des
20 acides aminés tels quels du commerce.

5. Milieu selon l'une des revendications 1 à 4 caractérisé en ce qu'il contient des sels.

6. Milieu selon l'une des revendications 1 à 5, caractérisé en ce que le mélange d'acides aminés comporte
25 au moins 50% des acides aminés constitutifs naturels des protéines ou leurs équivalents.

7. Milieu selon l'une des revendications 1 à 6 caractérisé en ce que le mélange d'acides aminés reproduit le spectre des acides aminés constitutifs de la
30 kératine ou de la couche cornée.

8. Milieu selon l'une des revendications 1 à 6, caractérisé en ce que le mélange d'acides aminés reproduit le spectre des acides aminés présents dans les

œufs de crevettes ou dans le soja.

5 9. Milieu selon l'une des revendications 7 et 8 caractérisé en ce que les proportions respectives des acides aminés sont proches des proportions quantitatives des acides aminés et des sels dans des substances telles que la kératine ou la couche cornée ou les œufs de crevettes ou le soja.

10 10. Milieu selon l'une des revendications 1 à 9, caractérisé en ce qu'il comporte également d'autres éléments usuels de milieux nutritifs pour acariens, destinés à apporter un complément nutritif, et/ou à donner au milieu une texture propre au développement et à la multiplication des acariens.

15 11. Milieu selon la revendication 10, caractérisé en ce qu'il comporte en outre, des germes de blé et/ou de la levure, notamment de la levure de boulangerie, et/ou de la cyanocobalamine et/ou de la d-biotine.

12. Milieu selon l'une des revendications 1 à 11, caractérisé en ce qu'il peut contenir du soja.

20 13. Milieu selon l'une des revendications 1 à 12, caractérisé en ce qu'il comporte au moins 50% des acides aminés suivants :

- L-alanine
- L-arginine
- 25 - Acide L-aspartique
- L-cystéine/cystine
- Acide L-glutamique
- glycine
- L-histidine
- 30 - L-isoleucine
- L-leucine
- L-Lysine
- L-méthionine
- L-phénylalanine

- L-proline
- L-sérine
- L-thréonine
- L-tryptophane
- 5 - L-tyrosine
- L-valine

14. Milieu selon la revendication 13, caractérisé en ce qu'il comprend les acides aminés dans les proportions suivantes, pour un total de 93,711 g :

10	- L-alanine	3,8 g
	- L-arginine	4,2 g
	- acide L-aspartique	5,2 g
	- L-cystéine chlorhydrate monohydratée exprimé en L-cystéine/L-cystine	1,7 g
15	- acide L-glutamique	11,5 g
	- glycine	2,7 g
	- L-histidine	3,1 g
	- L-isoleucine	5,0 g
	- L-leucine	6,7 g
20	- Chlorhydrate de L-lysine, exprimé en L-lysine	5,0 g
	- L-méthionine	2,4 g
	- L-phénylalanine	7,0 g
	- L-proline	10,3 g
	- L-sérine	9,6 g
25	- L-thréonine	3,8 g
	- L-tryptophane	1,3 g
	- L-tyrosine	0,6 g
	- L-valine	5,5 g
	- Chlorure de calcium dihydraté	0,44 g
30	- Sulfate de magnésium heptahydraté	0,493 g
	- Hydroxyde de sodium	2,6 g
	- Hydroxide de potassium	0,70 g
	- Chlorure de potassium	0,078 g

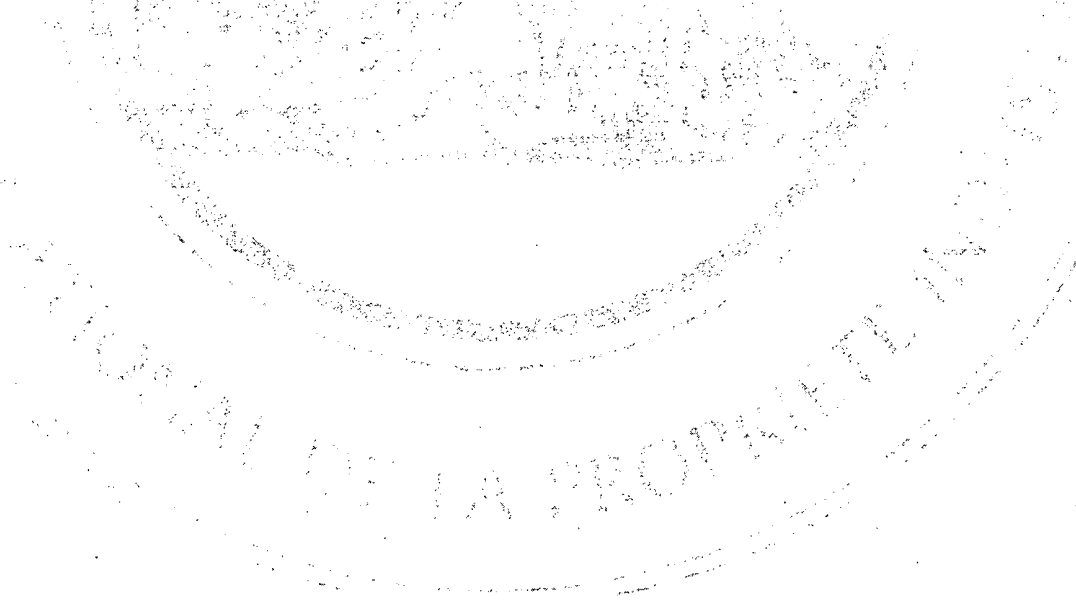
15. Procédé de culture et de production d'acariens,

et notamment d'acariens appartenant à l'une au moins des espèces suivantes : *Dermatophagoides pteronyssinus*, *Dermatophagoides farinae*, *Blomia kulagini* ou *tropicalis*, *Pyroglyphus africanus*, et *Euroglyphus maynei*, caractérisé en ce que l'on cultive les acariens sur un milieu selon l'une quelconque des revendications 1 à 14.

16. Procédé selon la revendication 15 caractérisé en ce que le milieu de culture, contenant le mélange d'acides aminés, est amené à un degré d'humidité convenable, usuel pour les acariens que l'on cultive, et maintenu à la température habituelle convenable.

17. Procédé selon l'une des revendications 15 et 16 caractérisé en ce que l'on effectue la culture entre 2 et 5 mois.

18. Procédé d'obtention d'une préparation d'allergènes caractérisé en ce que l'on réalise une extraction des allergènes de la culture selon l'une des revendications 15 à 17.



DÉPARTEMENT DES BREVETS

26 bis, rue de Saint Pétersbourg
75800 Paris Cedex 08

Téléphone : 01 53 04 53 04 Télécopie : 01 42 94 86 54

DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S) Page N° . 1/1.
(Si le demandeur n'est pas l'inventeur ou l'unique inventeur)

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

08 113 W / 260899

Vos références pour ce dossier (facultatif)		BFF 00/0650	
N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL		0102835	
TITRE DE L'INVENTION (200 caractères ou espaces maximum) PROCÉDE DE CULTURE D'ACARIENS, PRÉPARATION NUTRITIVE POUR CE PROCÉDE, ET PRÉPARATION D'EXTRAITS ALLERGENIQUES A PARTIR DE CES ACARIENS.			
LE(S) DEMANDEUR(S) : STALLERGENES S.A.			
DESIGNE(NT) EN TANT QU'INVENTEUR(S) : (Indiquez en haut à droite «Page N° 1/1» S'il y a plus de trois inventeurs, utilisez un formulaire identique et numérotez chaque page en indiquant le nombre total de pages).			
Nom		Claude ANDRE	
Prénoms			
Adresse	Rue	2, le Mirabeau 69450 SAINT CYR AU MONT d'OR FRANCE	
	Code postal et ville		
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom		Thierry BATARD	
Prénoms			
Adresse	Rue	49, rue Joseph Chaleil 78000 VERSAILLES FRANCE	
	Code postal et ville		
Société d'appartenance (facultatif)			
Nom			
Prénoms			
Adresse	Rue		
	Code postal et ville		
Société d'appartenance (facultatif)			
DATE ET SIGNATURE(S) DU (DES) DEMANDEUR(S) OU DU MANDATAIRE (Nom et qualité du signataire)		Paris, le 1 mars 2001 C. JACOBSON n° 92.1119	